1	饲粮钴添加水平对断奶全 3 月龄獭兔消化代谢的影响
2	高 琴 1 刘 磊 1* 刘公言 1 孙海涛 2 李福昌 1**
3	(1.山东农业大学动物科技学院,泰安 271018; 2.山东省农科院畜牧兽医研究所,济南
4	250100)
5	摘 要:本试验旨在研究饲粮钴添加水平对断奶至3月龄獭兔饲粮营养物质表观消化率、氮
6	代谢、胰腺消化酶活性、血清生化指标和钴代谢的影响。选择体重相近的断奶獭兔 200 只,
7	随机分为5组,每组40个重复,每个重复1只试验兔。5组试验兔分别饲喂在基础饲粮中
8	添加 0 (对照)、 0.1 、 0.4 、 1.6 、 6.4 mg/kg 钴(以硫酸钴的形式)的试验饲粮,经 7 d 预饲
9	后进行为期 53 d 的饲养试验。结果显示: 饲粮钴添加水平对饲粮中各营养物质的表观消化
10	率均没有显著影响($P>0.05$),但饲粮 DM 、 CP 和钴的表观消化率随饲粮钴添加水平的升
11	高均有先升高后降低的趋势, DM 和 CP 的表观消化率在钴添加水平为 1.6 mg/kg 时最高,
12	钴的表观消化率在钴添加水平为 0.4 mg/kg 时最高。饲粮钴添加水平对粪氮(FN)、可消化氮
13	(DN)、氮表观消化率(NAD)、氮生物学效价(NBV)均无显著影响($P>0.05$),对食入
14	氮(IN)、尿氮(UN)、氮沉积(RN)、氮利用率(NUR)有显著影响(P <0.05)。随着
15	饲粮钴添加水平的升高,IN、RN 和 NUR 均先降低后升高再降低,并均在钴添加水平为 1.6
16	mg/kg 时最高,而 UN 则逐渐降低。饲粮钴添加水平对胰腺胰蛋白酶活性有显著影响
17	(P<0.05),且在钴添加水平为 1.6 mg/kg 时最高。饲粮钴添加水平对血清尿素含量有显著
18	影响($P < 0.05$),随着饲粮钴添加水平的升高,血清尿素含量先降低后升高,在钴添加水平
19	为 1.6 mg/kg 时最低。饲粮钴添加水平对血清总蛋白和白蛋白含量无显著影响(P>0.05)。
20	饲粮钴添加水平对粪、尿、肌肉、脾脏和肾脏中钴含量有显著影响(P<0.05),且随着饲粮
21	钴添加水平的升高,粪、尿、肌肉、脾脏和肾脏中钴含量均持续增加。综合本试验测定指标,
22	断奶至 3 月龄獭兔饲粮钴适宜添加水平为 0.4~1.6 mg/kg(饲粮中钴含量实测值为 0.60~1.83

收稿日期: 2016-09-06

基金项目:中国博士后科学基金(2015M58061);山东农业大学博士后科学基金(2015-2017);山东省现代农业产业技术体系特种经济动物创新团队(SDAIT-21-12);现代农业产业技术体系建设专项(CARS-44-B-1);山东省农业重大应用技术创新课题(肉、獭兔高效高产技术研究、集成与推广);山东农业大学青年科技创新基金项目(2015—2016)

作者简介: 高 琴(1990-),女,山东枣庄人,硕士研究生,从事家兔营养与代谢研究。 E-mail: 634747303@qq.com

^{*}同等贡献作者

^{**}通信作者:李福昌,教授,博士生导师,E-mail: chlf@sdau.edu.cn

- $23 \quad mg/kg)$.
- 24 关键词: 钴; 獭兔; 营养物质表观消化率; 氮代谢; 钴代谢
- 25 中图分类号: S816 文献标识码: A 文献编号:
- 26 1935 年 Underwood 和 Marston 分别发现羊的消瘦病是由缺钴引起的,从而确定了钴是
- **27** 动物必需的微量元素,这也是确认的第 6 种动物必需的微量元素[1]。钴是维生素 B_{12} (钴胺
- **28** 素)的重要活性组分,主要通过维生素 B_{12} 参与机体造血和营养物质的消化、代谢等,进而
- 29 影响体内蛋白质、脂肪和糖的代谢。钴在机体代谢过程中,能激活磷酸酶、精氨酸酶和过氧
- 30 化氢酶,且能抑制细胞色素氧化酶和琥珀酸脱氢酶的活性,改善基础代谢中糖和氮的吸收,
- 31 促进动物生长[2]。在家兔上,本课题组前期试验发现,饲粮中添加不同水平(0.1~6.4 mg/kg)
- 32 的钴对生长獭兔的日增重和饲料转化效率均没有显著影响^[3]。NRC(2005)在对禽类的研究
- 33 中发现含硫氨基酸(尤其是半胱氨酸)易与钴形成复合物,降低钴的吸收率。Kincaid 等[4]
- 34 研究表明,奶牛干奶期(尤其是产前55~20d)血清中维生素 B₁₂的含量下降,饲粮中补充
- 36 等[5]对处于生长期的奶牛和成熟奶牛的研究证实机体所需钴的量大于 NRC 的推荐值。这些
- 37 结果说明不同物种间对钴的需要量差异较大。
- 38 钴也可促进纤维分解菌活动,从而促进纤维消化间。动物一旦缺钴,就会出现异嗜、拒
- 39 食、生长不良、消瘦和贫血等症状,以及血液中维生素 B₁₂ 含量下降、甲基丙二酸和同型半
- **40** 肤胺含量升高、红细胞减少、血红蛋白含量下降等[7-9]。近年来,钴因其具有重要的生物学
- 41 功能而被营养学家所重视。饲粮中钴可提高动物对饲料尤其是劣质饲料的消化率,
- 42 Krasnodebska^[10]报道,给饲喂半合成饲粮的阉公羊每天补充 1 mg 钴,可使粗纤维消化率提
- 43 高 13.4%。Singh 等[11]给犊牛饲喂低质牧草并补充尿素,再另外补充钴后发现非蛋白氮和其
- 44 他养分的利用率明显提高。穆秀梅等[12]研究表明,饲料中添加钴和维生素 B₁₂ 有利于断奶羔
- 45 羊的生长发育,增加羔羊的日增重。Hertz 等[13]研究指出,饲料中添加钴使鲤鱼的成活率、
- 46 受精卵的孵化率、蛋白质的合成率等均有提高或改善。但是目前钴的研究多集中在反刍动物
- 47 和水产动物方面,在家兔上钴的添加是否也能影响到饲粮中营养物质的消化代谢,目前尚未
- 48 知。因此,本试验在饲粮中添加不同水平的钴,通过测定饲粮营养物质表观消化率、氮代谢
- 49 和钴代谢等指标,进一步确定饲粮中钴的添加水平,为确定生长獭兔钴需要量提供参考。

- 50 1 材料与方法
- 51 1.1 试验时间、地点
- 52 饲养试验于2015年10月1日至2015年12月1日在山东农业大学动物科技学院试验基
- 53 地动物试验舍进行, 兔舍为封闭式平房, 水泥地板, 采用单笼饲养; 样品测定在山东农业大
- 54 学动物科技学院畜牧平台实验室完成。
- 55 1.2 试验动物分组与饲养管理
- 56 选取平均体重为(855.6±22.0) g的 35 日龄左右的断奶獭兔 200 只(公母各占 1/2),
- 57 按性别和体重随机分为5组,每组40个重复,每个重复1只试验兔,各组间体重差异不显
- **58** 著 (*P*>0.05)。5 组试验兔分别饲喂在基础饲粮中添加 0 (对照)、0.1、0.4、1.6、6.4 mg/kg
- 59 钴的试验饲粮,制成颗粒后钴含量实测值分别为 0.27、0.35、0.60、1.83、6.62 mg/kg。基础
- 60 饲粮参考 De Blas 等[14]的生长兔饲养标准配制,其组成及营养水平见表 1。钴以硫酸钴[购自
- 61 广西南宁益维饲料科技有限公司, 钴含量为 (1.00±0.05) %, 生产批号为 20150308-5]的形
- 62 式进行添加,预试期7d,正试期53d。试验兔单笼饲养,试验期间早、晚各饲喂1次。试
- 63 验前对兔舍、兔笼、料盒和饮水设备进行彻底清洗和消毒,试验期间自然采光和通风,自由
- 64 采食和饮水,3~5d带兔消毒兔舍1次。
- **表**1 基础饲粮组成及营养水平(风干基础)

Table 1 Composition and nutrient levels of the basal diet (air-dry basis)

%

原料 Ingredients	营养水平 Nutrient levels ²⁾			
玉米 Corn	7.00	消化能 DE/(MJ/kg)	10.11	
次粉 Wheat middling	16.00	粗蛋白质 CP	17.37	
玉米胚芽粕 Corn germ meal	15.00	粗灰分 Ash	19.54	
葵花粕 Sunflower meal	12.50	粗脂肪 EE	3.14	
稻壳粉 Rice hull	13.00	粗纤维 CF	19.54	
羊草 Guinea grass	20.00	中性洗涤纤维 NDF	41.59	
豆粕 Soybean meal	8.00	酸性洗涤纤维 ADF	22.58	
膨化豆粕 Expanded soybean meal	4.00	木质素 ADL	7.57	
豆油 Soybean oil	0.75	钙 Ca	1.00	

大豆磷脂 Soybean phosphatides	0.75	磷 P	0.54	
预混料 Premix ¹⁾	3.00	赖氨酸 Lys	0.56	
合计 Total	100.00	蛋氨酸 Met	0.23	

- 67 ¹⁾预混料为每千克饲粮提供 Premix provided the following per kg of the diet: VA 12 000 IU, VD₃ 900 IU,
- $VE~50~mg,~VK_3~1.5~mg,~VB_1~1.5~mg,~VB_2~5~mg,~VB_3~40~mg,~VB_5~50~mg,~VB_6~0.5~mg,~VB_{11}~2.5~mg,~VB_{12}~1.5~mg,~VB_{13}~1.5~mg,~VB_{14}~1.5~mg,~VB_{15}~$
- 69 0.02 mg, 胆碱 choline 600 mg, 生物素 biotin 0.2 mg, K 7 mg, Mg 3 mg, Fe 60 mg, Zn 60 mg, Cu 40 mg,
- 70 Mn 9 mg, I 1 mg, Se 0.2 mg, 石粉 limestone 15 000 mg, 食盐 NaCl 5 000 mg, 赖氨酸 Lys 1 000 mg, 蛋
- 71 氨酸 Met 2 000 mg, 10%杆菌肽锌 10% bacitracin zine 300 mg。
- 72 ²⁾消化能为计算值,其他营养水平均为实测值。DE was a calculated value, while the others were measured
- values.
- 74 1.3 样品采集与制备
- 75 饲养试验结束前 6 d, 每组随机抽取 8 只试验兔, 转移到经消毒处理的代谢笼内, 单笼
- 76 饲养,并饲喂相应的试验饲粮,自由采食和饮水。预试期3d,预试期后连续3d收集每只
- 77 试验兔全天的粪样和尿样,4℃密封保存,同时记录每只试验兔每天的采食量、排粪量和排
- 78 尿量。鲜粪称重后,取其中一部分称重后加 10%的硫酸固氮,每天取样比例相同,然后在
- 79 烘箱中于 65 ℃下烘 72 h, 称重即得粪样的风干重,最后将 3 d 的风干粪样混合粉碎,混匀
- 80 后-20 ℃冷冻保存待测。尿样测量后,取一定比例盛入备好的 250 mL 塑料瓶中,加入 5 mL
- 81 浓硫酸固氮,每天取样比例相同,混匀后置于-20 ℃冷冻保存待测。
- 82 在试验开始后的第54天清晨空腹称重,每组随机抽取8只试验兔空腹称重后立即心脏
- 83 采血 10 mL, 分离血清,置于-20 ℃冷冻保存待测;屠宰后取组织样品,液氮保存后待测。
- 84 1.4 测定指标和方法
- 85 1.4.1 饲粮营养物质表观消化率
- 86 能量通过美国 Parr-6200 高压氧弹仪进行测定; 干物质(DM)含量依据 GB/T 6435—2006
- 87 所述方法测定;粗纤维(CF)含量采用酸碱洗涤法测定;粗脂肪(EE)含量采用索氏抽提
- 88 法测定; 粗灰分(Ash)含量采用高温灼烧法测定; 中性洗涤纤维(NDF)、酸性洗涤纤维(ADF)、
- 89 酸性洗涤木质素(ADL)含量采用范氏纤维洗涤法测定;钙(Ca)含量采用高锰酸钾滴定
- 90 法测定,磷(P)含量采用钼黄比色法测定,钴含量采用GB/T13884—2003所述方法测定。

- 91 上述指标具体测定方法参见张丽英[15]主编的《饲料分析及饲料质量检测技术》。饲粮营养物
- 92 质表观消化率根据以下公式计算:
- 93 饲粮营养物质表观消化率(%)=100×(食入的营养物质量一粪中相应营养物质量)/食入
- 94 的营养物质量]。
- 95 1.4.2 氮代谢指标
- 96 饲粮、粪和尿中氮含量利用凯氏定氮法进行测定,具体方法参见张丽英[15]主编的《饲
- 97 料分析及饲料质量检测技术》。氮代谢指标根据以下公式计算:
- 98 可消化氮(digestible nitrogen, DN, g/d)=食入氮(nitrogen intake, IN)-粪氮(fecal nitrogen,
- 99 FN);

- 102 氮利用率(nitrogen utilization rate, NUR, %)=100×RN/IN;
- 103 氮生物学效价(nitrogen biological value, NBV, %)=100×RN/DN。
- 104 1.4.3 胰腺消化酶活性
- 105 胰腺胰蛋白酶和糜蛋白酶活性分别采用南京建成生物工程研究所生产的胰蛋白酶测试
- 106 盒和糜蛋白酶测试盒测定。具体原理为:胰蛋白酶能催化水解底物精氨酸乙酯的酯链,使其
- 107 在 253 nm 处的吸光度值升高,根据吸光度值的变化可以计算出酶的活性;而糜蛋白酶可以
- 108 水解酪蛋白产生含酚的氨基酸,而酚试剂可被含酚的氨基酸还原成蓝色物质,通过比色可测
- 109 定酶的活性。
- 110 1.4.4 血清生化指标
- 111 血清总蛋白(TP)、白蛋白(ALB)和尿素(UR)含量均采用日本和光纯药工业株式会社提供
- 112 的试剂盒,按照试剂盒说明书在日立7020型全自动分析仪上进行测定。
- 113 1.4.5 饲粮、粪、尿及组织中钴含量
- 114 饲粮、粪、肌肉、脾脏、肾脏样品在 105 ℃下烘干后,取适量,在马福炉中炭化至无
- 115 炭粒, 然后用 HNO₃-HClO₄ (3:1) 消化, 煮沸数分钟后冷却, 定容过滤, 采用原子吸收分
- 116 光光度法对样品中钴含量进行测定。血清和尿用 HNO₃-HClO₄(4:1)消化后,采用原子吸
- 117 收分光光度法测定其中钴含量。

129

- 118 1.5 数据处理与分析
- 119 用 SAS 9.1.3 统计软件中的 GLM 程序进行数据的方差分析, 并采用 Duncan 氏法进行数
- 120 据的多重比较。
- 121 2 结果与分析
- 122 2.1 饲粮钴添加水平对断奶至3月龄獭兔饲粮营养物质表观消化率的影响
- 123 由表 2 可以看出,饲粮钴添加水平对饲粮 DM、CP 和钴的表观消化率均无显著影响
- 124 (P>0.05), 但上述指标随饲粮钴添加水平的升高均有先升高后降低的趋势, 在 1.6 mg/kg
- 125 钴添加组中 DM 和 CP 的表观消化率最高,在 0.4 mg/kg 钴添加组中钴的表观消化率最高。
- 126 饲粮钴添加水平对饲粮能量、EE、Ash、CF、NDF、ADF、ADL、Ca 和 P 的表观消化率均
- 127 无显著影响(P>0.05)。
 - 表 2 饲粮钴添加水平对断奶至 3 月龄獭兔饲粮营养物质表观消化率的影响

Table 2 Effects of dietary Co supplemental level on dietary nutrient apparent digestibility of weaned to 3-month-old

%

「							P	值
							P-value	
	0	0.1	0.4	1.6	6.4			
干物质 DM	40.71	46.45	55.42	55.48	49.04	11.09	0.056 5	
能量 Energy	45.89	52.53	58.15	56.03	47.25	12.80	0.265 3	
粗蛋白质 CP	67.80	68.10	70.99	73.95	73.37	5.45	0.088 2	
粗脂肪 EE	81.11	81.24	85.09	82.27	81.88	7.60	0.838 8	
粗灰分 Ash	29.07	20.54	25.05	33.14	34.97	14.18	0.373 0	
粗纤维 CF	14.23	15.71	16.20	18.15	18.51	6.74	0.768 4	
中性洗涤纤维 NDF	33.85	23.96	28.35	24.67	37.37	15.01	0.412 6	
酸性洗涤纤维 ADF	19.84	20.04	23.40	26.05	21.78	8.42	0.602 5	
木质素 ADL	2.58	2.73	3.35	3.21	2.76	0.69	0.152 7	
钙 Ca	47.60	48.69	57.85	53.51	50.25	12.40	0.477 0	
磷 P	30.79	36.89	39.58	39.50	37.24	8.61	0.305 0	

134

135

136

137

138

139

140

141

142

143

钴 Co 34.91 38.04 42.80 32.22 30.88 8.27 0.089 6

131 同行数据肩标相同字母表示差异不显著(*P*>0.05),不同小写字母表示差异显著(*P*<0.05),不同大 132 写字母表示差异极显著(*P*<0.01)。下表同。

In the same row, values with the same letter superscripts mean no significant difference (P>0.05), while with different small letter superscripts mean significant difference (P<0.05), and with different capital letter superscripts mean significant difference (P<0.01). The same as below.

2.2 饲粮钴添加水平对断奶至3月龄獭兔氮代谢的影响

由表 3 可以看出,饲粮钴添加水平对 IN 有显著影响(P<0.05),与对照组相比,0.1 mg/kg 钴添加组 IN 显著降低(P<0.05)。饲粮钴添加水平对 UN、RN、NUR 有显著影响(P<0.05),随着饲粮钴添加水平的升高,RN 和 NUR 先降低后升高再降低,二者均在钴添加水平为 1.6 mg/kg 时最高,而 UN 则逐渐降低。饲粮钴添加水平对 FN、DN、NAD、NBV 均无显著影响(P>0.05)。

表 3 饲粮钴添加水平对断奶至 3 月龄獭兔氮代谢的影响

Table 3 Effects of dietary Co supplemental level on nitrogen metabolism of weaned to 3-month-old Rex rabbits

144 (n=8)

	饲粮钴添加水平						p. 店	
项目 Items	Dietary Co supplemental levels/ (mg/kg)						P 值 P-value	
	0	0.1	0.4	1.6	6.4		1 -value	
食入氮 IN/(g/d)	5.48 ^a	5.31 ^b	5.42 ^{ab}	5.50 ^a	5.40 ^{ab}	0.11	0.020 2	
粪氮 FN/(g/d)	1.77	1.69	1.57	1.40 ^b	1.46	0.29	0.086 4	
尿氮 UN/(g/d)	1.28 ^a	1.08 ^b	1.07 ^b	1.04 ^b	1.04 ^b	0.24	0.027 9	
可消化氮 DN/(g/d)	3.72	3.62	3.85	4.00	4.04	0.32	0.064 7	
沉积氮 RN/(g/d)	2.64 ^{ab}	2.54 ^b	2.57 ^b	2.99ª	2.96ª	0.35	0.027 9	
氮表观消化率 NAD/%	67.80	68.10	70.99	73.95	73.37	5.45	0.088 2	
氮利用率 NUR/%	48.29 ^{ab}	47.67 ^b	47.38 ^b	54.70 ^a	54.40 ^a	6.16	0.034 5	
氮生物学效价 NBV/%	71.08	69.86	66.69	74.17	74.09	6.14	0.104 1	

145 2.3 饲粮钴添加水平对断奶至3月龄獭兔胰腺消化酶活性的影响

150

151

152

153

154

155

156

157

158

146 由表 4 可以看出,饲粮钴添加水平对胰腺胰蛋白酶活性有显著影响(*P*<0.05),对糜蛋 147 白酶活性无显著影响(*P*>0.05)。随着饲粮钴添加水平的升高,胰蛋白酶活性先增加后降低, 148 且在钴添加水平为 1.6 mg/kg 时最高。

表 4 饲粮钴添加水平对断奶至 3 月龄獭兔胰腺消化酶活性的影响

Table 4 Effects of dietary Co supplemental level on digestive enzyme activities in pancreas of weaned to

U/mg

3-month-old Rex rabbits (*n*=8)

饲粮钴添加水平 值 项目 Items Dietary Co supplemental level/(mg/kg) R-MSE P-value 0 0.1 0.4 1.6 6.4 胰蛋白酶 Trypsin 10.10^{ab} 10.34^{ab} 0.027 2 8.86^{b} 14.07a 14.09a 3.89 糜 蛋 白 酶 0.48223.50 3.92 4.65 5.97 4.40 2.67 Chymotrypsin

2.4 饲粮钴添加水平对断奶至3月龄獭兔血清生化指标的影响

由表 5 可以看出,饲粮钴添加水平对血清 UR 含量有显著影响(P<0.05),随着饲粮钴添加水平的升高,血清 UR 含量先降低后升高,且在钴添加水平为 1.6 mg/kg 时最低。饲粮钴添加水平对血清 TP 和 ALB 含量无显著影响(P>0.05)。

表 5 饲粮钴添加水平对断奶至 3 月龄獭兔血清生化指标的影响

Table 5 Effects of dietary Co supplemental level on serum biochemical indices of weaned to 3-month-old Rex

rabbits (n=8) mmol/L 饲粮钴添加水平 值 P R-MSE 项目 Items Dietary Co supplemental levels/ (mg/kg) P-value 0 0.1 0.4 1.6 6.4 总蛋白 TP 53.45 46.35 45.68 58.04 61.11 14.98 0.175 4 白蛋白 ALB 25.31 29.34 31.93 36.15 36.33 9.94 0.1565尿素 UR 7.59^{a} 5.18^{b} 5.15^{b} 4.02^{b} 6.12^{ab} 2.01 0.0157

159 2.5 饲粮钴添加水平对断奶至3月龄獭兔钴代谢的影响

160 由表 5 可以看出,饲粮钴添加水平对粪、尿、肌肉、脾脏和肾脏中钴含量均有显著影响

161 (P<0.05),且随着饲粮钴添加水平的升高,钴含量均持续增加。饲粮钴添加水平对血清钴162 含量无显著影响(P>0.05)。

163 表 6 饲粮钴添加水平对断奶至 3 月龄獭兔钴代谢的影响

Table 6 Effects of dietary Co supplemental level on Co metabolism of weaned to 3-month-old Rex rabbits (n=8)

	饲粮钴添加水平					R-MSE	P 值
项目 Items	Dietary Co supplemental level/ (mg/kg)					_	
	0	0.1	0.4	1.6	6.4		<i>P</i> -value
粪 Fecal/(ng/g)	0.30^{Dd}	0.47^{Dd}	0.85 ^{Cc}	2.06 ^{Bb}	8.26 ^{Aa}	0.25	<0.000 1
P 11 . // 12	0.05 ^{Cc}	0.10 ^{Cc}	0.21 ^{BCb}	0.35 ^{Bb}	1.27 ^{Aa}	0.18	<0.000 1
尿 Urine/(ng/mL)			c				
血清 Serum/(ng/mL)	1.85	2.19	2.19	2.42	2.66	1.38	0.820 4
肌肉 Muscle/(ng/g)	1.51 ^b	1.52 ^b	1.90 ^b	2.09 ^{ab}	3.29 ^a	1.17	0.043 4
脾脏 Spleen/(ng/g)	4.42 ^b	5.08 ^b	5.23 ^b	6.23 ^{ab}	7.27ª	1.51	0.022 3
II TIC TO I	2.47 ^{Cc}	3.27 ^{BCb}	4.01 ^{Bb}	4.36 ^{Bb}	5.89 ^{Aa}	2.47 ^{Cc}	0.000 5
肾脏 Kidney/(ng/g)		c					

165 3 讨论

166

167

168

169

170

171

172

173

174

175

176

3.1 饲粮钴添加水平对断奶至3月龄獭兔饲粮营养物质表观消化率的影响

獭兔合成维生素 B₁₂ 需要钴的参与,而维生素 B₁₂作为甲基丙二酰辅酶 A 变位酶和 5-甲基四氢叶酸甲基转移酶的辅酶,参与糖的异生过程和蛋氨酸合成。在羊上,Becker 等^[16] 发现缺钴绵羊对 CF 的表观消化率显著高于不缺钴的绵羊; Pal 等^[17]发现饲喂 0.25 mg/kg 体重的硫酸钴显著提高绵羊总碳水化合物、无氮浸出物和 CF 的消化率。Kadim 等^[18]比较了饲喂低水平钴饲粮和皮下注射 2 000 μg 钴山羊的养分消化率,结果发现低水平钴饲粮使 DM、CP、EE 的表观消化率和消化能均降低。Lopez-Guisa 等^[19]指出,在低质饲粮中给青年牛提供高于 NRC 推荐量的钴(0.24 mg/kg)可促进低质饲粮的消化。Tomlinson 等^[20]报道,钴的营养功能除了通过瘤胃微生物合成维生素 B₁₂外,还可提高纤维分解菌的活性,从而促进纤维的消化。然而,Saxena 等^[21]在犊牛饲粮中添加 0.25、0.30、0.40 mg/kg 钴后表明,DM、CP、EE 和 CF 的表观消化率均不受钴添加水平的显著影响; Hussein 等^[22]在体外试验中发现,

- 177 补加高剂量($5\sim30\,\text{mg/kg}$)的钴对 DM 和 CF 的消化率没有显著影响; Kišidayova ás 等 $^{[23]}$
- 178 的体外试验也得出,在含钴 0.2 mg/kg 的基础饲粮中补加钴(2、4、8 mg/kg)并不能促进
- 179 DM、NDF 和 ADF 的降解。本试验结果表明,饲粮钴添加水平对獭兔饲粮中各营养物质的
- 180 表观消化率均无显著影响,但 DM、CP 和钴的表观消化率随着饲粮钴添加水平的升高有先
- 181 升高后降低的趋势。有关钴对营养物质表观消化率影响的研究较多,但结果不尽一致,这说
- 182 明钴对营养物质表观消化率的影响存在物种差异性。
- 183 3.2 饲粮钴添加水平对断奶至3月龄獭兔氮代谢的影响
- **184** 钴作为维生素 B_{12} 的重要组成部分,与氮的同化、血红素和肌肉蛋白的合成密切相关[24]。
- 185 饲粮缺钴,则维生素 B₁₂的合成缓慢,影响饲粮中含氮物质的利用^[25]。钴能促进喂以非豆科
- 186 干草的牛对尿素的利用和对纤维素的消化,并能提高牛的生长速度。Mburu 等[26]给东非小
- 187 山羊饲喂缺钴饲粮,与饲喂足够量钴(硫酸钴形式)饲粮相比,UN 较高,表明瘤胃中饲粮氮
- 188 的发酵减少, 氮的损失增加, 可导致生长率降低和身体状况不良。Roginski 等[27]报道, 饲粮
- 189 中添加钴使鲤鱼的生长速度、成活率、受精卵的孵化率、蛋白质的合成等均有提高或改善。
- 190 Anadu 等[28]报道,在罗非鱼的饲粮中添加氯化钴,会使蛋白质合成加快。在本试验中,饲粮
- 191 钴添加水平对獭兔 FN、DN、NAD、NBV 均无显著影响,对 IN、UN、RN、NUR 有显著影
- 192 响,随着饲粮钴添加水平的升高, IN、RN 和 NUR 均先降低后升高再降低, UN 则逐渐降低,
- 193 且 IN、RN 和 NUR 均在钴添加水平为 1.6 mg/kg 时达到最大值,说明在獭兔饲粮中添加适
- 194 宜水平的钴能够提高蛋白质的消化率和利用率,其消化率的提高可能是由于胰腺中蛋白质消
- 195 化相关酶活性增大所致,而血清中 UR 含量的降低也间接证明机体蛋白质利用率的提高。血
- 196 清中 TP 和 ALB 含量并未随饲粮钴添加水平的变化而发生显著变化,这与李庆云等[29]在北
- 197 京鸭饲粮中添加 1.0 和 2.0 mg/kg 钴显著提高血浆 TP 及 ALB 含量的结果不一致,这可能是
- 198 由于所研究物种不同所致。
- 199 3.3 饲粮钴添加水平对断奶至3月龄獭兔钴代谢的影响
- 200 利用组织钴含量作为评价钴营养状况的指标,其优点在于样品污染降低,使测定更为准
- 201 确。饲粮钴吸收的主要部位是小肠后段,与铁部分共享肠黏膜转运通道。动物体内的钴含量
- **202** 较低,为 0.03~0.06 mg/kg,其中 43%分布于肌肉组织,14%分布于骨组织,其余的 43%
- 203 则分布于其他各种软组织内。钴在肝脏、肾脏中的含量较高、其次是肾上腺、脾脏、胰腺和

- 204 骨骼组织,其余组织和器官中的含量则较少[30]。血液中钴含量很低而且变化幅度大,全血
- 206 的钴大部分与 α-球蛋白和 β-球蛋白形成不稳定化合物, 少部分以离子形式存在, 血液中钴
- 207 含量可反映饲粮钴营养的状况[31]。在本研究中,血清钴含量未随饲粮钴添加水平的变化而
- 208 发生显著变化。已有表明动物血清中的元素含量相对稳定,一般不受元素添加量的影响,而
- 209 肝脏是元素主要的代谢器官,受饲粮中元素含量的影响较大,一般与饲粮元素添加量呈正相
- 210 关[32-34]。在本研究中,獭兔肌肉、肝脏和肾脏中钴含量均随着饲粮钴添加水平的升高而持续
- 211 增加。钴主要以阳离子形式随尿排出,少量与胆汁一起排泄,未被利用的钴大部分随粪排出,
- 212 随着饲粮钴添加水平的增加,尤其是 6.4 mg/kg 钴添加组,其粪和尿中钴含量显著高于其他
- 213 各组,这可能是由于饲粮中钴添加过量所致。
- 214 4 结 论
- 215 综合本试验测定指标, 断奶至 3 月龄獭兔饲粮钴适宜添加水平为 0.4~1.6 mg/kg (饲粮
- 216 中钴含量实测值为 0.60~1.83 mg/kg)。
- 217 参考文献:
- 218 [1] GEORGIEVSKII V I,ANNENKOV B N,SAMOKHIN V T.Mineral nutrition of
- animals[M]. Woburn, Massachusetts: Butterworths, 1982:422–427.
- **220** [2] 宋建兰,范伟兴,李舫.动物钴缺乏症[J].山东畜牧兽医,1999(4):25.
- 221 [3] 高琴,刘磊,隋啸一,等.饲粮钴添加水平对断奶至3月龄獭兔生长性能、屠宰性能、肌肉品
- **222** 质和皮张质量的影响[J].动物营养学报,2016,28(11):3694-3700.
- 223 [4] KINCAID R L,SOCHA M T.Effect of cobalt supplementation during late gestation and early
- lactation on milk and serum measures[J]. Journal of Dairy Science, 2007, 90(4):1880–1886.
- 225 [5] SCHWARZ F J,KIRCHGESSNER M,STANGL G I.Cobalt requirement of beef cattle—feed
- intake and growth at different levels of cobalt supply[J]. Journal of Animal Physiology and Animal
- 227 Nutrition, 2000, 83(3):121–131.
- **228** [6] 王润莲,孔祥浩,张玉枝,等.反刍动物钴营养研究进展[J].动物营养学
- 229 报,2006,18(2):126—130.

- [7] KENNEDY D G,CANNAVAN A,MOLLOY A,et al.Methylmalonyl-CoA mutase (EC 5.4.99.2)
- and methionine synthetase (EC 2.1.1.13) in the tissues of cobalt-vitamin B₁₂ deficient
- sheep[J].British Journal of Nutrition, 1990, 64(3):721–732.
- [8] MBURU J N,KAMAU J M,BADAMANA M S.Changes in serum levels of vitamin B₁₂,feed
- 234 intake, liveweight and hematological parameters in cobalt deficient small east African
- 235 goats[J].International Journal for Vitamin and Nutrition Research,1993,63(2):135–139.
- 236 [9] KENNEDY D G,YOUNG P B,BLANCHFLOWER W J,et al. Cobalt-vitamin B₁₂ deficiency
- causes lipid accumulation, lipid peroxidation and decreased alpha-tocopherol concentrations in the
- liver of sheep[J].International Journal for Vitamin and Nutrition Research, 1994, 64(4):270–276.
- [10] KRASNODEBSKA I.The effect of cobalt on protein synthesis from urea in the rumen
- sheep[J].Roczniki Naukowe Zootechniki,Monografie I Rozprawy,1982,20:127–148.
- 241 [11] SINGH K K,ARUNA C.Cobalt content in animal feeds vis-a-vis its requirement for
- ruminants[J].Indian Journal of Animal Nutrition,1994,11(2):127–129.
- 243 [12] 穆秀梅,毛杨毅,罗惠娣,等.饲料中添加钴、维生素 B₁₂ 对羔羊增重的影响[J].饲料工
- 244 业,2008,29(2):11.
- [13] HERTZ Y,MADAR Z,HEPHER B.Glucose metabolism in the common carp (Cyprinus carpio
- L.):the effects of cobalt and chromium[J]. Aquaculture, 1989, 76(3/4):255–267.
- 247 [14] DE BLAS C,MATEOS G G.Feed formulation[M]//DE BLAS C,WISEMAN J.The nutrition
- of the rabbit.New York: CABI Publishing, 1998:241–253.
- 249 [15] 张丽英.饲料分析及饲料质量检测技术[M].3 版.北京:中国农业大学出版社,2007.
- 250 [16] BECKER D E,SMITH S E.The metabolism of cobalt in lambs[J]. The Journal of
- 251 Nutrition, 1951, 43(1):87–100.
- 252 [17] PAL V,SACHDEVA K K,SENGAR O P S.Effect of cobalt sulphate supplementation on feed
- 253 digestion in sheep[J].Balwant Vidyapeeth Journal of Agricultural and Scientific
- 254 Research, 1980, 19(1/2):11–15.
- [18] KADIM I T,JOHNSON E H,MAHGOUB O,et al. Effect of low levels of dietary cobalt on
- 256 apparent nutrient digestibility in Omani goats[J]. Animal Feed Science and

- 257 Technology, 2003, 109(1/2/3/4):209–216.
- 258 [19] LOPEZ-GUISA J M,SATTER L D.Effect of copper and cobalt addition on digestion and
- growth in heifers fed diets containing alfalfa silage or corn crop residues[J]. Journal of Dairy
- 260 Science, 1992, 75(1):247–256.
- 261 [20] TOMLINSON D,SOCHA M.More cobalt for mature cows?[J].Feed
- 262 International, 2003, 8:20–22.
- 263 [21] SAXENA K K,RANJHAN S K.Effect of different levels of cobalt supplementation on
- 264 digestibility of organic nutrients and mineral balances in Hariana calves[J].Indian Journal of
- 265 Animal Sciences, 1977, 9:7–11.
- 266 [22] HUSSEIN H S,FAHEY G C,Jr,WOLF B W,et al.Effects of cobalt on in vitro fiber digestion
- of forages and by-products containing fiber[J]. Journal of Dairy Science, 1994, 77(11): 3432–3440.
- 268 [23] KIŠIDAYOVAÁS,SVIATKO P,SIROKA P,et al. Effect of elevated cobalt intake on
- 269 fermentative parameters and protozoan population in RUSITEC[J]. Animal Feed Science and
- 270 Technology,2001,91(3/4):223–232.
- 271 [24] 魏万权,李爱杰,李德尚.牙鲆幼鱼饲料中锰、钴适宜添加量的初步研究[J].浙江海洋学院
- 272 学报:自然科学版,2001,20(S1):83-87.
- **273** [25] 殷太岳,李文立.钴在动物生产中的应用[J].中国饲料,2014(12):13-15.
- 274 [26] MBURU J N,BADAMANA M S,KAMAU J M Z.Faecal and urinary losses of nitrogen in
- 275 cobalt-deficient small East African goats[J].Indian Journal of Animal
- 276 Science, 1994, 64(11): 1264–1267.
- 277 [27] ROGINSKI E E,MERTZ W.A biphasic response of rats to cobalt[J]. The Journal of
- 278 Nutrition, 1977, 107(8):1537–1542.
- 279 [28] ANADU D I,ANOZIE O C,ANTHONY A D.Growth responses of Tilapia zillii,fed diets
- 280 containing various levels of ascorbic acid and cobalt
- 281 chloride[J].Aquaculture,1990,88(3/4):329–336.
- 282 [29] 李庆云,袁建敏,闫磊,等.不同钴水平对北京鸭生产性能和血液生理生化指标的影响[J].中
- 283 国畜牧杂志,2008,44(21):33-37.

306

307

308

284 [30] HENRY P R,LITTELL R C,AMMERMAN C B.Bioavailability of cobalt sources for 285 ruminants.1.Effects of time and dietary cobalt concentration tissue cobalt 286 concentration[J]. Nutrition Research, 1997, 17(6):947–955. [31] 刘宗平.现代动物营养代谢病学[M].北京:化学工业出版社,2003:158-163. 287 288 [32] 刘发义,梁德海,孙凤,等.饵料中的铜对中国对虾的影响[J].海洋与湖 289 沼,1990,21(5):404-410. 290 [33] 郭志勋,陈毕兰,徐力文,等.饲料铜的添加量对南美白对虾生长、血液免疫因子及组织铜 291 的影响[J].中国水产科学,2003,10(6):526-528. 292 [34] 王维娜,王安利,刘存岐,等.饵料的铜含量对中国对虾生长及体内铜、锌和铁含量的影响 293 [J].水产学报,1997,21(3):258-262. 294 Effects of Dietary Cobalt Supplemental Level on Digestion and Metabolism of Weaned to 295 3-Month-Old Rex Rabbits 296 GAO Qin¹ LIU Lei^{1*} LIU Gongyan¹ SUN Haitao² LI Fuchang^{1**} 297 (1. College of Animal Science and Technology, Shandong Agricultural University, Tai'an 271018, 298 China; 2. Animal Husbandry and Veterinary Institute, Shandong Academy of Agricultural 299 Sciences, Jinan 250100, China) 300 Abstract: This experiment was conducted to study the effects of dietary cobalt supplemental level 301 on dietary nutrient apparent digestibility, nitrogen metabolism, digestive enzyme activities in 302 pancreas, serum biochemical indices and cobalt metabolism of weaned to 3-month-old Rex rabbits. 303 Two hundred weaned Rex rabbits with the similar body weight were randomly assigned into 5 304 groups with 40 replicates in each group and each replicate contained 1 rabbit. Rabbits in 5 groups

*Contributed equally

were fed experimental diets which supplemented with 0, 0.1, 0.4, 1.6 and 6.4 mg/kg cobalt ((in the

form of cobalt sulfate)) on the basis of a basal diet, respectively. The trial lasted for 7 days for

adaptation and 53 days for feeding test. The results showed that dietary cobalt supplemental level

had no significant influence on dietary nutrient apparent digestibility (P>0.05), but with the

^{**}Corresponding author, professor, E-mail: chlf@sdau.edu.cn (责任编辑 菅景颖)

310

311

312

313

314

315

316

317

318

319

320

321

322

323

324

325

326

327

328

329

330

331

332

increase of dietary cobalt supplemental level, the apparent digestibility of dietary dry matter (DM), crude protein (CP) and cobalt tended to be increased firstly and then decreased, and the highest DM and CP apparent digestibility appeared in 1.6 mg/kg cobalt supplementation group and the highest cobalt apparent digestibility appeared in 0.4 mg/kg cobalt supplementation group. Dietary cobalt supplemental level had no significant influences on fecal nitrogen (FN), digestible nitrogen (DN), nitrogen apparent digestibility (NAD) and nitrogen biological value (NBV) (P>0.05), but had significant influences on nitrogen intake (NI), urinary nitrogen (UN), retention nitrogen (RN) and nitrogen utilization rate (NUR) (P<0.05). With the increase of dietary cobalt supplemental level, NI, RN and NUR tended to be decreased firstly and then increased, UN gradually tended to be decreased, and the highest NI, RN and NUR all appeared in 1.6 mg/kg cobalt supplementation group. Dietary cobalt supplemental level had significant influence on trypsin activity in pancreas (P<0.05), and the highest value appeared in 0.4 mg/kg cobalt supplementation group. Dietary cobalt supplemental level had significant influence on serum urea (UR) content (P<0.05), with the increase of dietary cobalt supplemental level, the serum UR content tended to be decreased firstly and then increased, and the lowest value appeared in 1.6 mg/kg cobalt supplementation group. Dietary cobalt supplemental level had no significant influences on serum total protein (TP) and albumin (ALB) contents (P>0.05). Dietary cobalt supplemental level had significant influences on the content of cobalt in fecal, urine, muscle, spleen and kidney (P<0.05), with the increase of dietary cobalt supplemental level, the content of cobalt in fecal, urine, muscle, spleen and kidney continued to be increased. Considering all indices of this experiment, appropriate dietary cobalt supplemental level is 0.4 to 1.6 mg/kg (the actual measured content of cobalt in the diet is 0.60 to 1.83 mg/kg) for weaned to 3-month-old Rex rabbits. Key words: cobalt; Rex rabbits; nutrient apparent digestibility; nitrogen metabolism; cobalt metabolism

333